

**(54) PEPTIDE RELATING TO PTHrP PREPARATION AND USE THEREOF**

(11) 2-207099 (A) (43) 16.8.1990 (19) JP

(21) Appl. No. 64-28023 (22) 7.2.1989

(71) TONEN CORP (72) KENICHI URAGAMI(1)

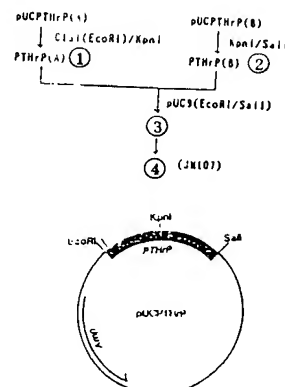
(51) Int. Cl.<sup>5</sup>. C07K7/10, A61K37/24, C07K15/12, C12N5/10, C12N15/12, C12P21/00, (C12P21/00, C12R1/19), C07K99/00

**NEW MATERIAL:** A polypeptide represented by formula, etc., not having any human parathyroid hormone-relating protein(PTHrP) activity and having an antagonistic activity against the physiological action of the human PTHrP or a peptide having the human PTHrP activity.

**USE:** A calcium metabolish remedy or a hypercalciuria remedy.

**PREPARATION:** For example, a PTHrP gene is divided with a restriction enzyme into PTHrP(A) and PTHrP(B), which are synthesized into DNA fragments by a phosphoamidite method, respectively, and subsequently converted into genes corresponding to partial peptides by a ligation reaction. The genes are inserted into cloning vectors, and Escherichia coli transformed with the vectors is cultured. Plasmids are extracted from the strain to give pCU-PTHrP(A) and (B), which are treated with a restriction enzyme and combined with expression vectors. Escherichia coli is transformed with the treated expression vectors and the transformed strain is cultured, followed by providing a polypeptide from the cultured product.

Leu Leu His Asp Lys Gly Lys Ser Ile Gln Asp  
Leu Arg Arg Arg Phe Phe Leu His His Leu Ile  
Ala Glu Ile His Thr Ala



①, ②: genes. ③: ligation. ④: transformation

**(54) PREPARATION OF CHEMICALLY MODIFIED LACTOFERRIN WITH HIGH AFFINITY TO CELLS**

(11) 2-207100 (A) (43) 16.8.1990 (19) JP

(21) Appl. No. 64-29367 (22) 8.2.1989

(71) SNOW BRAND MILK PROD CO LTD (72) NORIHIRO KAWASAKI(5)

(51) Int. Cl.<sup>5</sup>. C07K15/22, C07K3/04, C07K3/08, A61K37/14

**PURPOSE:** To profitably provide the subject compound having a high affinity to cells, a high activity per unit to enable to reduce the required amount thereof and useful as a remedy for various diseases by modifying the amino group of a lactoferrin molecule with a guanidyl group, etc.

**CONSTITUTION:** A defatted human milk is pressed through a human lactoferrin-resistant monoclonal antibody affinity column and the adsorbed human lactoferrin is separated with a 0.25M sodium acetate buffer solution containing 0.15M of sodium chloride and having a pH of 3.7. The separated human lactoferrin is slowly mixed with a buffer solution containing O-methylisourea-NaOH-H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> and having a pH of 10 at 0-4°C to chemically modify the amino group of the lactoferrin molecule with a guanidine, thereby providing the objective chemically modified lactoferrin having a high cellular affinity.

**(54) HEIGHT CONTROLLER FOR LISTER**

(11) 2-207701 (A) (43) 17.8.1990 (19) JP

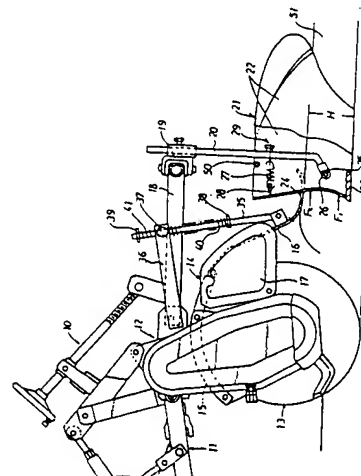
(21) Appl. No. 64-30682 (22) 8.2.1989

(71) KUBOTA LTD (72) TAKUYA MATSUDA

(51) Int. Cl.<sup>5</sup>. A01B13/02

**PURPOSE:** To avoid excessive resistance by providing the lister with a spring for energizing the lister in the forward-up direction and a means for controlling the pressure of the spring so that the force acting on the lister in the fore-upward direction is balanced to the one in the fore-upward direction during the ridge-building operation.

**CONSTITUTION:** A lister 21 is set to the bottom end of the support 20 rotatably around the horizontal shaft 25. A spring 27 for energizing the lister 21 in the fore-upward direction is set between the support 20 and the ridge builder 21 so that the force acting on the lister 21 in the fore-downward direction is balanced with the fore-upward force of the spring during the ridge-building operation. The pressure of the spring is controlled with the pressure-controlling unit 29. Consequently, the lister 21 is not exposed to excessive resistance and the distance to the prescribed ridge height can be shortened.



⑩ 日本国特許庁(JP)

⑪ 特許出願公開

⑫ 公開特許公報(A) 平2-207099

⑬ Int. Cl.<sup>5</sup>

C 07 K 7/10  
A 61 K 37/24

C 07 K 15/12  
C 12 N 5/10

C 12 P 21/00

識別記号

ZNA  
ADD  
AEG

庁内整理番号

8318-4H

8615-4C  
8318-4H

C

8214-4B  
8717-4B  
8515-4B

C 12 N 15/00  
5/00

A  
B※

審査請求 未請求 請求項の数 6 (全11頁)

⑭ 発明の名称 PTHrP関連ペプチド、その製造法及び用途

⑮ 特 願 平1-28023

⑯ 出 願 平1(1989)2月7日

⑰ 発 明 者 浦 上 研 一 埼玉県入間郡大井町西鶴ヶ岡1丁目3番1号 東亜燃料工業株式会社総合研究所内

⑱ 発 明 者 三 木 敬 三 郎 埼玉県入間郡大井町西鶴ヶ岡1丁目3番1号 東亜燃料工業株式会社総合研究所内

⑲ 出 願 人 東亜燃料工業株式会社 東京都千代田区一ツ橋1丁目1番1号

⑳ 代 理 人 弁理士 谷川 英次郎  
最終頁に続く

9月 糸田 昭彦

1. 発明の名称

PTHrP 関連ペプチド、その製造法及び用途

2. 特許請求の範囲

(1) ヒトPTHrP 活性を有さず、ヒトPTHrP 又はヒトPTHrP 活性を有するポリペプチドの生理学的作用に拮抗する活性を有するポリペプチド。

(2) 前記ポリペプチドは、以下のアミノ酸配列を含む請求項1記載のポリペプチド。

Leu Leu His Asp Lys Gly Lys Ser Ile Gln Asp  
Leu Arg Arg Arg Phe Phe Leu His His Leu Ile  
Ala Glu Ile His Thr Ala

(3) 上記アミノ酸配列のN末端側にヒトPTHrP のN末端部分配列であるAla Val Ser Glu His Glnを含まない請求項2記載のポリペプチド。

(4) 請求項2記載のアミノ酸配列から成る請求項2記載のポリペプチド。

(5) 請求項1ないし4のいずれか1項に記載のポリペプチドを有効成分とする、ヒトPTHrP に対するカルシウム代謝治療薬。

(6) 請求項1記載のポリペプチドをコードする領域を含み、大腸菌中で該ポリペプチドを発現することができる発現ベクターで大腸菌を形質転換し、該形質転換された大腸菌を培養し、その培養物から上記ポリペプチドを回収することを含む、請求項1記載のポリペプチドの製造法。

3. 発明の詳細な説明

〔産業上の利用分野〕

この発明は、新規なPTHrP 関連ペプチド、その製造法及びそのカルシウム代謝治療薬としての用途に関する。この発明のアンタゴニストは、高カルシウム血症の治療に用いられる。

〔従来の技術〕

血液中のカルシウム代謝調節因子として代表的なものには副甲状腺ホルモン(Parathyroid Hormone, PTH)、カルシトニン、ビタミンD等があるが、癌が引き起こす高カルシウム血症の原因物質としては、上記のいずれでもないことが指摘されていた。

1987年になりMoseley らにより高カルシウム

血症を呈したヒト扁平上皮癌より、PTHと同じ活性を示すタンパク質が単離され、これは副甲状腺ホルモン関連タンパク質(Parathyroid Hormone related Protein, PTHrP)と命名された。また、癌患者における高カルシウム血症の原因物質がこのPTHrPであることも判明した。

さらに、Suvaらにより、PTHrPのアミノ酸配列及びcDNA塩基配列が決定されるに至り、PTHrPは141アミノ酸より成るものであることがわかった。Suvaらは、得られたcDNAより哺乳類の細胞系でPTHrPを発現させ、PTH活性換算4.8  $\mu$ g/lの発現を確認している。

Rodanらは既にヒトPTHrPの1-34番目のペプチドフラグメントを化学的に合成し、ラット骨肉腫由来の細胞株ROS17/2.8におけるアデニレートシクラーゼの活性の増加に関してヒトPTH(1-34)と同様の活性を持つことを確認している。

癌患者における高カルシウム血症は、癌患者全体の約10%に発症するとされ、血中のカルシ

ウム濃度の上昇により疼痛等様々な障害を引き起こすものである。

現在、この高カルシウム血症の治療薬として、カルシトニン関連ペプチドがあるが、その効果は一過性のものであり有効率も低い。これは、カルシトニンは破骨細胞のレセプターに結合し、骨吸収の抑制作用を示すが、高カルシウム血症の原因物質であるPTHrPの活性を抑えるわけではないためであり、従って、その効果にも限界がある。

【発明が解決しようとする問題点】

従って、この発明の目的は、PTHrPに対するアンタゴニストとして作用し、PTHrPにより引き起こされる高カルシウム血症を治療することができ、新規なPTHrP関連ペプチド及びその製法を提供することである。

【問題点を解決するための手段】

本願発明者らは、鋭意研究の結果、ヒトPTHrP活性を有さないが、ヒトPTHrPが結合する骨細胞上のレセプターに結合し、それによってヒ

トPTHrP活性を拮抗する活性を有する新規なポリペプチドを得ることに成功し、この発明を完成した。

すなわち、この発明は、ヒトPTHrP活性を有さず、ヒトPTHrP又はヒトPTHrP活性を有するポリペプチドの生理学的作用に拮抗する活性を有するポリペプチドを提供する。

また、この発明は、上記ポリペプチドを有効成分とする、ヒトPTHrPに対するカルシウム代謝治療薬を提供する。

さらにまた、この発明は、上記本発明のポリペプチドをコードする領域を含み、大腸菌中で該ポリペプチドを発現することができる発現ベクターで、大腸菌を形質転換し、該形質転換された大腸菌を培養し、その培養物から上記ポリペプチドを回収することを含む、本発明のポリペプチドの製造法を提供する。

【発明の効果】

本発明により、癌患者における、ヒトPTHrPにより引き起こされる高カルシウム血症を抑える

効果の高い新規なポリペプチドが提供された。このポリペプチドは、従来の抗PTHアンタゴニストである[Tyr<sup>34</sup>]b-PTH(7-34)に比較して有意に強くヒトPTH活性を阻害する。

また、本発明の製造法によると、従来のSuvaらによる哺乳動物細胞を用いた系に比較して500倍以上の大量のポリペプチドを発現させることができる。

【発明の具体的説明】

上述のように、本発明のポリペプチドは、ヒトPTHrP活性を有さず、ヒトPTHrP又はヒトPTHrP活性を有するポリペプチドの生理学的作用に拮抗するものである。本願発明者らは、鋭意研究の結果、ヒトPTHrPは、そのN末端側から数えて第1番目ないし第6番目(以下、特に断りがない限りアミノ酸の位置はN末端から数えて示す)のアミノ酸配列であるAla Val Ser Glu His Glnが欠落すると、そのPTHrP活性を喪失すること、及び第7番目ないし第34目のアミノ酸配列であるLeu Leu His Asp Lys Gly Lys Ser Ile Gln

Asp Leu Arg Arg Arg Phe Phe Leu His His Leu  
Ile Ala Glu Ile His Thr Ala が存在すればヒト  
PTHrP が結合する骨細胞上のレセプターに結合し  
てヒトPTHrP の生理学的活性を阻害することがで  
きることを見出した。

従って、本発明の好ましい態様においては、  
本発明のポリペプチドは、ヒトPTHrP の第1番目  
ないし第6番目のアミノ酸配列を含まず、第7番  
目ないし第34番目のアミノ酸配列を含むもので  
ある。このポリペプチドは、さらなるアミノ酸配  
列を含んでいてもよく、例えばヒトPTHrP の第  
35番目以降のアミノ酸配列を含んでいてもよい。  
さらに、後述の実施例で示すように、宿主と  
なる大腸菌中での発現を促進するため、N末端に  
種々の大腸菌由来のタンパク質又はポリペプチド  
を結合したものであってもよい。もっとも、ヒト  
PTHrP の第7番目ないし第34番目のアミノ酸配  
列を有するポリペプチドは、抗PTHrP アンタゴニ  
ストとしての活性を有するので、このアミノ酸配  
列のみから成っていてもよい。

リペプチドも本発明のポリペプチドに含まれる。

本発明のカルシウム代謝治療薬は、上記本発  
明のポリペプチドを有効成分とするものである。  
本発明のカルシウム代謝治療薬のヒトに対する投  
与量は、通常、本発明のポリペプチドの量で $3 \times 10^{-8}$ モルないし $3 \times 10^{-7}$ モル程度であり、投与経  
路は静脈注射又は筋肉内注射が好ましい。また、  
アンタゴニストの具体的な製剤例として、生理食  
塩水又はクエン酸緩衝液中に本発明のポリペプ  
チドを $1 \times 10^{-8}$ Mないし $1 \times 10^{-6}$ M含むものを挙げ  
ることができる。

本発明のカルシウム代謝治療薬は、カルシウ  
ム代謝に異常のある種々の疾病、例えば高カルシ  
ウム血症、骨粗しょう症のような骨疾患及び慢性  
腎不全による高カルシウム血症の治療に用いるこ  
とができる。

本発明のポリペプチドは化学合成又は遺伝子  
工学的手法により製造することができる。アミノ  
酸の数が40以下の場合には化学合成により製造

なお、一般に、ポリペプチドの生理活性は、  
そのポリペプチドを構成するアミノ酸のうち少数  
のアミノ酸が置換し、欠落し又は付加された場合  
であっても維持されることがあることは当業者に  
よってよく認識されているところである。従っ  
て、上記ヒトPTHrP の第7番目ないし第34番目  
のアミノ酸配列の一部のアミノ酸が置換され、欠  
失し又はこれに少数のアミノ酸が付加されたもの  
であって、ヒトPTHrP 活性を有さず、抗ヒト  
PTHrP アンタゴニスト活性を有するポリペプチド  
も本発明のポリペプチドに含まれ、特に請求項2  
記載のアミノ酸配列を有するものと解釈するもの  
とする。また、特にヒトPTHrP の第3番目ないし  
第15番目のアミノ酸配列を欠失したものと及びC  
末端から数えて第25番目よりもC末端側のアミ  
ノ酸を順次欠失したポリペプチドは本発明の目的  
を達成するものであることが確かめられてい  
る。さらに、アミノ酸が非天然の修飾アミノ酸に  
置換されたものであって、ヒトPTHrP 活性を有さ  
ず、抗ヒトPTHrP アンタゴニスト活性を有するポ

する方法が便利であるが、アミノ酸数が40を超  
えると化学合成が困難になるので遺伝子工学的手  
法により合成することが好ましい。

ポリペプチドの化学的合成法はこの分野にお  
いて周知であり、市販のペプチド合成機を用いて  
行なうことができる。例えばアプライドバイオシ  
ステムズ社のモデル430 ペプチドシンセサイザー  
を用いてFmoc法により行なうことができる。

遺伝子工学的手法による本発明のポリペプ  
チドの合成は、ポリペプチドをコードする領域を含  
み、大腸菌中で該ポリペプチドを発現することが  
できる発現ベクターで大腸菌を形質転換し、該形  
質転換された大腸菌を培養し、その培養物から上  
記ポリペプチドを回収することにより行なうこと  
ができる。

上記発現ベクターにおいて、本発明のポリペ  
プチドをコードする領域は、本発明のポリペプ  
チドをコードするものであればいかなる塩基配列を  
有していてもよいが、発現がスムーズになるよう  
大腸菌の使用頻度の高いコドンを使い、バリン

ローム等の配列を避けることが望ましい。ヒト PTHrP の第7番目ないし第34目のアミノ酸をコードする塩基配列としては以下の配列が好ましい。

CTG CTG CAC GAC AAA GGT AAA TCT ATC CAA GAT  
CTG CGT CGC CGT TTC TTC CTG CAC CAC CTG ATC  
GCT GAA ATC CAC ACT GCA

上記本発明のポリペプチドコード領域の上流には大腸菌内での転写効率を高めるプロモーターが存在する。プロモーターは大腸菌由来のものが好ましく、特にトリプトファンプロモーターが好ましい。プロモーターの直下流に前記本発明のポリペプチドコード領域が位置していてもよいが、後述の実施例で示すように、大腸菌 *trpE* タンパク質のような、大腸菌由来タンパク質をコードする領域の下流に上記領域が位置していてもよい。後者の場合には、本発明のポリペプチドは融合タンパク質の形態として得られる。

この発明の発現ベクターは、通常の発現ベクターと同様、抗生物質耐性のような適当な選択

マーカー及び大腸菌内で複製するための複製開始点を有する。さらに、上記本発明のポリペプチドコード領域の下流には転写終結コドンが存在する。これらは例えば pUC9、pBR322 その他の市販の大腸菌用ベクターのものをそのまま利用することができる。

上記発現ベクターは、上記した本発明のポリペプチドコード領域を例えばホスホアミダイト法等の公知の方法により合成し、これを大腸菌用の市販のベクター又は大腸菌内で発現する公知の発現ベクターにクローニングすることにより作製することができる。後述の実施例では、大腸菌トリプトファンプロモーターを有し、大腸菌中で *TrpE* 及び *TGF-α* を発現する pAT-*TrpE*-*TGFα* (特願昭63-24904号記載) に部分的 PTHrP コード領域をクローニングした。

上記発現ベクターを用いた形質転換は従来の大腸菌用ベクターによる形質転換と全く同様に行なうことができる。また、大腸菌の培養条件も従来と同様に行なうことができる。

上記ベクターで形質転換された大腸菌により産生された本発明のポリペプチドは、固体を速心分離等で集め、周知のリゾチーム処理及び/又は超音波処理等で固体を破壊し、これをゲルろ過クロマトグラフィー等にかけることにより分離精製することができる。分離精製の具体的条件は後述の実施例に詳述する。

#### 【実施例】

以下、この発明を実施例に基づいてより具体的に説明するが、この発明は下記実施例に限定されるものではない。

なお、下記実施例において、それぞれの操作は特に断りがない限り、T. Maniatis, "Molecular Cloning, A Laboratory Manual" (1982), Cold Spring Harbor 記載の方法により行なった。

#### 実施例1

##### (1) クローニングベクターの構築

図2、3に示す通り、PTHrP 遺伝子を(A)と(B)に分割し、それぞれ約60塩基から成る

DNAフラグメントをホスホアミダイト法により合成した。合成したフラグメントを逆相クロマトグラフィーにより精製し、図4に示した通り前半部(A)についてライゲーション反応を行ない、約200塩基対から成る(A)の部分的ペプチドに対応する遺伝子を得た。さらに後半部(B)についても同様な操作を行なった。

得られた遺伝子(A)、(B)の5'及び3'末端はどちらも制限酵素EcoRI部位及びSalI部位を持ち、それぞれ独立にEcoRI及びSalIで消化したクローニングベクターpUC9に挿入した(図5)。これを用い大腸菌JM107株を形質転換し、40μg/mlのアンピシリン、IPTG及びX-gal存在下、L培地に一晩培養し、候補株を得た。

得られた候補株よりプラスミドを抽出した後、サンガー法により挿入遺伝子の塩基配列を調べ、設計した通りの遺伝子配列を持つことを確認した。この目的とするPTHrP(A)及びPTHrP(B)を含むクローニングベクターを持つ菌株をそれぞれpUC-PTHrP(A)及びpUC-PTHrP(B)と命名した。

(2) 部分ペプチド(A)及び(B)の直接発現ベクターの構築。

以下、部分ペプチド(A)の直接発現ベクターの構築について記載する。

pUC-PTHrP(A)遺伝子断片を抽出し、別途、制限酵素ClaI、SalIで消化した発現ベクターpAT-XのラージフラグメントとT4リガーゼを用いて結合した。これを用い、大腸菌HB101株を形質転換し、40 µg/mlのアンピシリン存在下、L培地に於て一晚培養し、候補株を得た。得られた候補株よりプラスミドを抽出し、制限酵素により目的とする挿入遺伝子を持つ株を得、これをpAT-PTHrP(A)/HB101株とした。

部分ペプチド(B)に付いても同様であり、得られた株をpAT-PTHrP(B)/HB101株とした。

(3) 部分ペプチド(A)及び(B)の融合タンパク質とした発現ベクターの構築。

以下、部分ペプチド(A)について記す。

pUC-PTHrP(A)/JM107株より制限酵素EcoRI、SalIで消化し、約200塩基対のPTHrP(A)遺伝子断

片を抽出し、別途、制限酵素EcoRI、SalIで消化した発現ベクターpAT-TrpE-TGF-αのラージフラグメントとT4リガーゼを用いて結合した。これを用い、大腸菌HB101株を形質転換し、40 µg/mlのアンピシリン存在下、L培地に於て一晚培養し、候補株を得た。得られた候補株よりプラスミドを抽出し、制限酵素により目的とする挿入遺伝子を持つ株を得、これをpAT-PTHrP(A)/HB101株とした。

(5) PTHrPの融合タンパク質の発現ベクターの構築

pUC-PTHrP(A)/JM107株及びpUC-PTHrP(B)/JM107株をそれぞれ、制限酵素EcoRI、KpnI及びKpnI、SalIで切断し、約200塩基対のPTHrP前半部分遺伝子と約210塩基対の後半部分遺伝子を得た。両者及び制限酵素ClaI、SalIで消化した発現ベクターpAT-TrpE-TGF-αのラージフラグメントをT4リガーゼを用いて結合した。これを用い大腸菌HB101株を形質転換し、40 µg/mlのアンピシリン存在下、L培地に於て一晚培養し、候補株を得た。得られた候補株よりプラスミドを抽出し、制限酵素による解析の結果、PTHrP遺伝子の挿入を確認し、この株をpAT-TrpE-PTHrP(HB101)株とした。

(6) 各種ベクターの発現

構築した発現ベクターを含む上記pAT-PTHrP(A)/HB101株、pAT-PTHrP(B)/HB101株、pAT-

TrpE-PTHrP(A)/HB101株、pAT-TrpE-PTHrP(B)/HB101株、pAT-PTHrP(A)/HB101株又はpAT-TrpE-PTHrP(A)/HB101株について上記と同様の条件下で培養を行ない組換えタンパク質の発現を調べた。

(4) PTHrPの直接発現ベクターの構築

pUC-PTHrP(A)/JM107株及びpUC-PTHrP(B)/JM107株をそれぞれ制限酵素ClaI、KpnI及びKpnI、SalIで切断し、約200塩基対のPTHrP前半部分遺伝子と、約210塩基対の後半部分遺伝子を得た。両者及び制限酵素ClaI、SalIで消化した発現ベクターpAT-XのラージフラグメントをT4リガーゼを用いて結合した(図6)。これを用い大腸菌HB101株を形質転換し40 µg/mlのアンピシリン存在下、L培地に於て一晚培養し、候補株を得た。得られた候補株よりプラスミドを抽出し、制

以下、pAT-TrpE-PTHrP(A)/HB101株について記載するが、他の株についてもその処理は実質的に同じである。

pAT-TrpE-PTHrP(A)/HB101株を40 µg/mlのアンピシリンを含む32 mlのL培地中で一夜培養した後、3.2 lの0.5%カザミノ酸を含むM9培地に接種し、37℃で培養し、600 nmにおける吸光度が0.5になるまで培養したところでインドールアクリル酸を最終濃度30 mg/lになるように加え、さらに20時間培養を継続した後、遠心分離により6 gの菌体を集めた。

集めた菌体を2 ng/mlのリゾチム、2 mM EDTA及び100 mMトリス-塩酸緩衝液(pH8.0)を含む溶液中に懸濁し、0℃、30分間放置した。さらに0-メルカプトエタノール35 µlを加え、

超音波処理を行ない菌体を粉砕した。一晩攪拌した後遠心分離により可溶性成分である上清と不溶性成分である沈殿に分離し、それぞれ、Swank と Munresの方法に従い、8 M 尿素存在下15% SDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動を行なったところ可溶性及び不溶性成分にそれぞれ9:1の割合で目的とするPTHrP(A)タンパク質の発現を確認した。また、PTHrPの1~34アミノ酸長の合成ペプチドに対するポリクローナル抗体を用い発現を調べたところ30 µg/泳以上のPTHrP(A)の発現量が免疫学的活性として得られた。得られた可溶性成分を凍結濃縮し、セファデックスG-75 (ファルマシア社製)ゲルろ過カラムクロマトグラフィーにより分離精製した。ゲルろ過の具体的条件は溶出液: 20 mM Tris-HCl (pH 8.0)、カラム: φ2.6 x 100 cm、流速 2 ml/15分であった。溶出成分を集め、凍結濃縮を行ない、臭化シアンによりTrpE部分を除去、切断した。これは、70%ギ酸中にタンパク質濃度が1%になるようにPTHrPを加え、臭化シアンを100当量加え、37℃

で24時間放置することにより行なった。さらに、セファデックスG-50 (ファルマシア社製)を用いゲルろ過カラムクロマトグラフィーを行なった。このゲルろ過の具体的条件は、20 mM Tris HCl (pH 8.0)、カラム: φ2.6 x 100 cm、流速 2.2 ml/15分であった。溶出成分を集め、凍結乾燥を行ない、20 µgのPTHrP(A)タンパク質を得た。このものの純度は逆相カラムクロマトグラフィー及びSDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動法により単一のものであることを確認した。

#### 実施例2

アブライドバイオシステムズ社のモデル430ペプチドシンセサイザーを用いてFmoc法によりヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>を合成した。

合成したヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>についてのin vitro及びin vivoの効果を試験した。

#### in vitroにおける拮抗作用

方法:

ラット骨肉腫由来細胞株ROS17/2.8 (受託番

佐藤, "Acta Endocrinologica", vol. 116, p. 113, (1987) をHam's F12 培地で2日間培養した。F12培地 (Tris 10 mM, BSA 0.1%, IBMX 0.5 mM を含む) で洗った後、濃度を変えたヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>フラグメント及びヒトPTHrP(1-34)NH<sub>2</sub>を加え、37℃、10分間インキュベートした。氷上、1N HClを加えた後、細胞を集め、上清を市販 (ヤマサ社製) のCAMP RIAのキットで濃度を定量した。

その結果、ヒトPTHrP(1-34)NH<sub>2</sub>に対するヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>の拮抗作用は従来のヒトPTHに対するアンタゴニストである[Tyr<sup>34</sup>]bPTH(7-34)に比較し、非常に優れていることが判明した。

図8は、PTHrP活性を持つPTHrP(7-34)のROS17/2.8細胞に対するアデニレートシクラーゼ活性100とした時の各種PTHrP合成フラグメントの阻害効果を調べた図で、PTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>が最も強く阻害し、アンタゴニストとして優れていることを示している。

さらに、図9は、PTHrP(1-34)の濃度を高く

できることを示している図で、この結果より、PTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>が確かにアンタゴニストとして作用していることが証明できた。

ROS17/2.8を上記と同様に培養し、HBSSで洗浄した後、一定量の[<sup>125</sup>I]-PTHrP(1-34)NH<sub>2</sub>と濃度を变化させたラベルをしていないヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>フラグメントを加え、2時間室温でインキュベートした。1N NaOHで溶出し、γカウンターによりレセプター結合した[<sup>125</sup>I]PTHrP(1-34)NH<sub>2</sub>濃度を測定した。その結果、ヒトPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>は従来のアンタゴニストである[Tyr<sup>34</sup>]bPTH(7-34)NH<sub>2</sub>に比較し、レセプター結合能が優れていることがわかった (図10)。

#### in vivoでの効果

ヒト高カルシウム血症を呈した患者より得た2種の腫瘍培養株Lu61 (肺腺扁平上皮癌) 及びFujoka (肺癌) を植込、高カルシウム血症を呈したヌードマウスによるモデル実験系を用いて試験を行なった。

ヒト PTHrP (7-34) NH<sub>2</sub> を 0.1% BSA 含有 クエン酸緩衝液 (pH 6.5) 1 ml に溶解し、ヌードマウスの尾静脈より 10 mg/マウス に成るように投与した。投与期間は Lu61 細胞については投与 3 時間後及び 5 時間後に継続投与し、FuJoka 細胞については最初のみとした。

直後及び図 11 及び図 12 にそれぞれ示す点において採血し、血清カルシウム濃度を原子吸光により測定した。

その結果、ヒト PTHrP (7-34) NH<sub>2</sub> は正常マウスには作用せず、Lu61、FuJoka を移植し、高カルシウム血症を呈したマウスにのみ、3 日時間以上の長期にわたりカルシウム濃度を正常レベルまで低下した (図 11 及び図 12)。10 µg/マウスはヒトに換算すると 500 µg/ヒトになり、実際の治療薬としても問題のない量であった。

以上のように、本発明の治療薬は 1 回の投与に対して数十時間以上の持続効果があり、驚くほど優れており、骨疾患及び中枢神経が関与する疾患の治療薬としてあるいは臨床診断薬として有用

及び腫瘍細胞をヌードマウスに植えて高カルシウム血症を呈させた場合における本発明の治療薬の高カルシウム血症治療効果を示す図である。

特許出願人 東亜燃料工業株式会社

特許出願人代理人 弁理士 谷川 英次郎



である。

#### 4. 図面の簡単な説明

図 1 はこの発明の発現ベクターにおける、PTHrP コード領域付近の制限酵素地図。

図 2 及び図 3 は、それぞれ PTHrP (A) 及び PTHrP (B) をコードする遺伝子の塩基配列を示す図。

図 4 ないし図 7 はこの発明の発現ベクターの構築の操作を説明するための図。

図 8 は PTHrP 活性を持つ PTHrP (7-34) の ROS17/2.8 細胞に対するアデニレートシクラーゼ活性 100 とした時の各種 PTHrP 合成フラグメントの阻害効果を示す図。

図 9 は種々の濃度の PTHrP (1-34) に対して種々の濃度の PTHrP (7-34) NH<sub>2</sub> を加えた時のサイクリック AMP の量を示す図。

図 10 は、この発明のヒト PTHrP (7-34) 及び従来のアンタゴニストのレセプターに対する特異的結合能の強さを示す図。

図 11 及び図 12 は、それぞれ肺腫瘍上皮癌

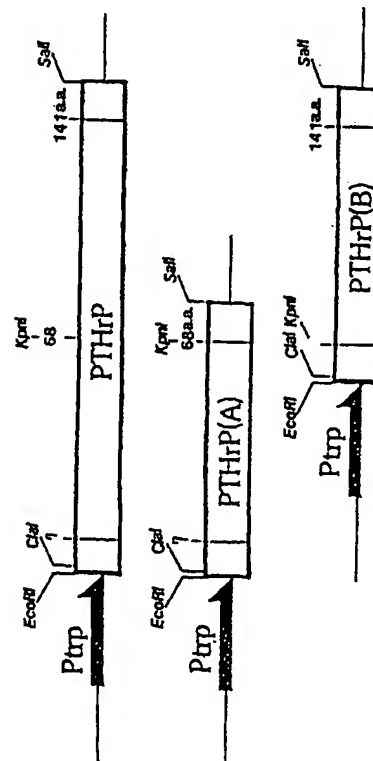


図 1





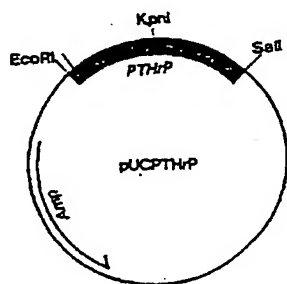
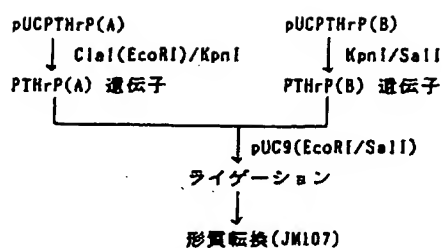


図 6

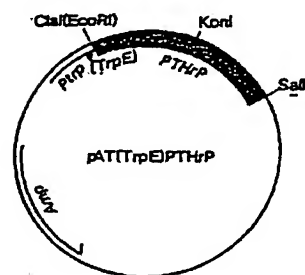
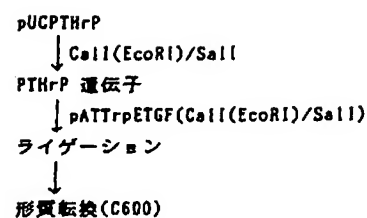


図 7

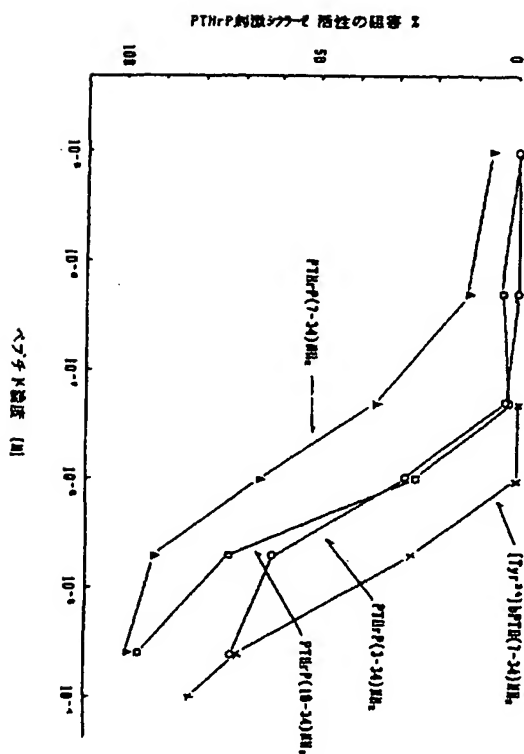


図 8

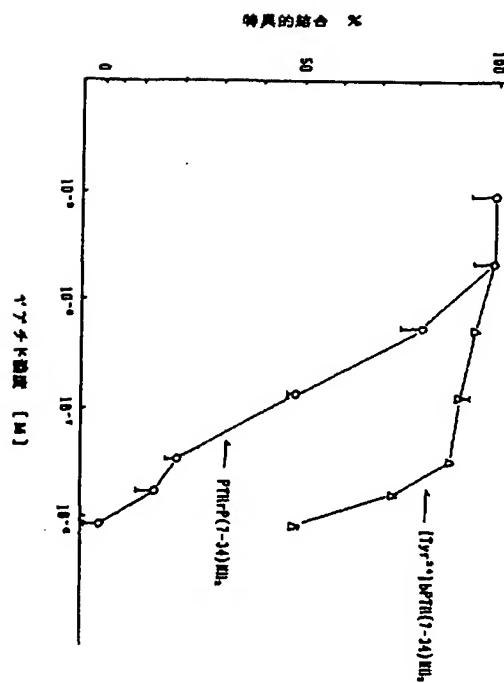


図 10

図 9

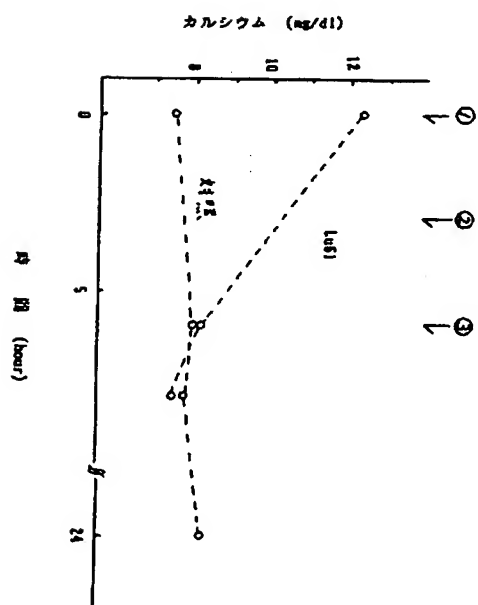
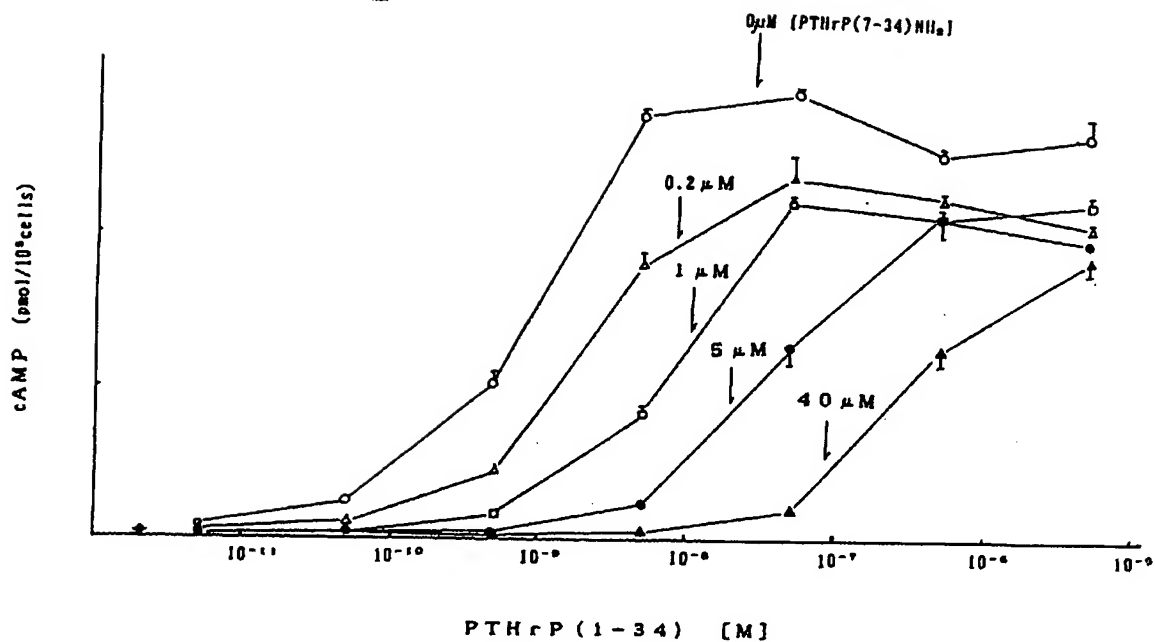


図 11

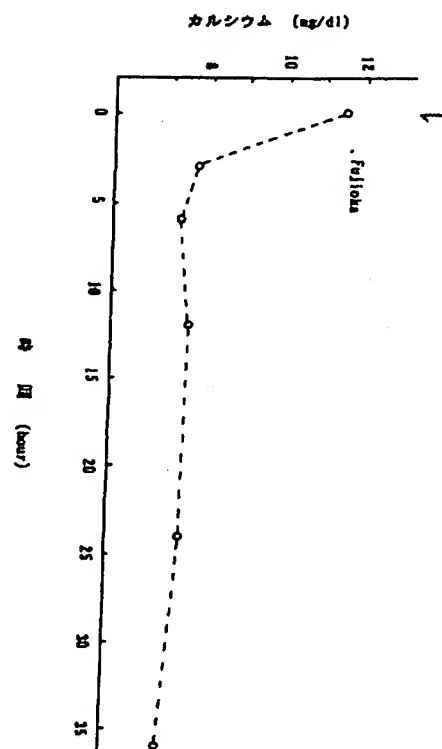


図 12

第1頁の続き

⑤Int. Cl.<sup>5</sup>

識別記号

庁内整理番号

//(C 12 P 21/00  
C 12 R 1:19)  
C 07 K 99:00